УДК 595.422.591.4

В. В. Барабанова

НЕКОТОРЫЕ ОСОБЕННОСТИ ПИЩЕВАРЕНИЯ КЛЕЩА ANYSTIS BACCARUM

Клещ Anystis baccarum (Trombidifomes, Anystidae) принадлежит к числу эффективных хищников мелких фитофагов. Он подвижен и достаточно прожорлив (Ланге и др., 1974; Ланге, Солдатова, 1989). Большая прожорливость анистиса предполагает у него высокую переваривающую способность, которая может быть исследована на основании активности основных пищеварительных гидролаз и их соотношения в ферментном спектре клеща. Эти показатели исследованы у наиболее активных хищников из числа фитосейид (Барабанова, 1980; 1985; Старовир, Барабанова, 1981), а у данного вида ранее не изучались. В связи с этим, для более полной характеристики анистиса как хищника, нами исследовались: активность основных групп пищеварительных ферментов, ее зависимость от кислотности среды, оотношение различных групп гидролаз в ферментном спектре клеща, фитолитический индекс и изменение активности различных групп ферментов при голодании разной продолжительности.

Материал и методы. Исследовали самок, собранных с древесно-кустарниковых насаждений, населенных пренмущественно тлей. Изучали активность пищеварительных ферментов, гидролизующих основные компоненты пищи: белки, углеводы, липиды. Карбогидразы определяли ультрамикрометодом Нельсона. В качестве субстрата использовали 0,5 %-ные растворы крахмала и гликогсна и 2,0 %-ный раствор сахарозы. Протеазы определяли ультрамикрометодом Мура и Штейна и в качестве субстрата использовали 2,0 %-ный раствор желатина и 1,0 %-ный растворы карбобензоксиглютамилтирозина, бензоиларгининамида и глицил-глиципа. Активность липазы определяли методом, описанным Таканана и Хори (Такапапа, Hori, 1974). В качестве субстрата использовали Твин-20.

Влияние кислотности среды на активность гидролаз определяли в диапазоне рН от 3,0 до 8,0 для протеаз, от 4,0 до 7,0 — для карбогидраз и активность липазы при рН 6,0, 7,0 и 8,0. Для этого использовался цитратно-фосфатный буфер Мак-Илвайна. Ферментным препаратом служили гомогенаты из целых клещей (по 25-30 особей на 100 мкл), приготовленные на 0,85 %-ном растворе хлористого натрия. Фитолитический индекс определяли по соотношению скорости разложения растительного полисахарида-крахмала и животного — гликогена амилазой клеща.

На голодание самок анистиса отсаживали в пробирки по одной особи и содержали в них одни и трое суток при оптимальных для клеща условиях. Результаты анализов обрабатывали статистически (Рокицкий, 1961).

Результаты и обсуждение. У *А. baccarum* выявлены почти все, кроме липазы, группы исследованных ферментов. Выявить липазу, используя вышеупомянутые методы и субстрат, не удалось.

Как видно из табл. 1, в ферментном спектре анистиса преобладает инвертазная активность, которая выявляется во всем исследованном диапазоне кислотности среды. Наиболее высокая и практически не изменяющаяся активность инвертазы отмечается в области рН от 5,5 до 7,0, что осложняет определение оптимума ее активности (рисунок). При добавлении в инкубационную смесь 10⁻³ М раствора азотнокислого свинца, ингибирующего активность β-фруктофуранозидазы или собственно инвертазы, ферментная активность снижается в 3,9 раз (табл. 2). Следовательно, до 75 % общей активности ингибируется ионами свинца и принадлежит β-фруктофуранозидазе.

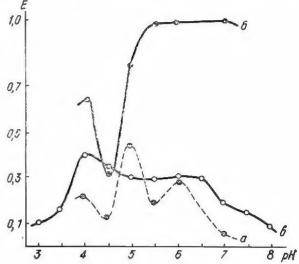
Амилолитическая активность у анистиса в 3,7 раза ниже инвертазной (табл. 1). Так же как инвертаза, она активна во всем исследованном диапазоне кислотности среды, но в отличие от первой имеет три четко выраженных подъема активности при рН 4,0, 5,0 и 6,0 (рисунок) с максимумом при рН 5,0. При воздействии на амилазу клеща температуры 70 °С теряется 30 % ее активности (табл. 2). Из всех амилаз наиболее термостабильной является α-амилаза. Следовательно, у анистиса ей принадлежит до 70 % общей активности.

Фитолитический индекс у клеща практически равен 1 (табл. 2), поскольку крахмал и гликоген одинаково гидролизуются его амилазой.

Протеолитическая активность у анистиса относительно невысокая (табл. 1). Максимум ее, как и у других клещей, др стмечается при рН 40 др стмечается при рН 40

(таол. т). Максимум ее, как и у других клещей, отмечается при рН 4,0 (рисунок), однако в области рН от 4,5 до 6,5 обнаруживается еще достаточно высокая активность протеаз, резко снижающаяся только в нейтральной и особенно слабо щелочной среде.

Влияние кислотности среды на амилолитическую (a), инвертазную (b) и протеолитическую (a) активность самок (E- активность ферментов в единицах оптической плотности).



Идентификация протеаз на основании субстратной специфичности показала, что гомогенат клещей лучше всего расщепляет бензоиларгининамид, специфичный для катепсина В. При гидролизе глицил-глицина образуется в 2 раза меньше аминного азота, а карбобензоксиглю-

Таблица 1. Активность пищеваритель ных ферментов у самок клеща

Фермент	n	Активность	
Амилаза	5	29,4±3,37	
Инвертаза	5	$109,5 \pm 8,50$	
Протеазы	4	$2,3 \pm 0,49$	
Липаза	3	0	

та — милтирозин, специфичный для карбоксипептидазы, совсем не разлагается гомогенатом жлещей (табл. 3).

Следовательно, около 90 % общей протеолитической активности у клеща составляют катепсиноподобные протеазы, имеется небольшая дипептидазная активность и отсутствует карбоксипептидаза.

Клещ, благодаря мощному развитию глоточной мускулатуры

(Ланге и др., 1974), практически полностью высасывает содержимое жертвы и при пищеварении может использовать ее ферменты. Для выяснения роли гидролаз жертвы в пищеварении хищника определяли активность пищеварительных ферментов гомогенатов клеща после 24 и 72-часового голодания. Установлено, что после суточного голодания активность исследованных ферментов у клеща снижается в 3—4 раза, а при более длительном голодании прекращается секреция амилазы, но повышается активность инвертазы и протеаз (табл. 4).

Следовательно, при отсутствии пищи у анистиса вначале снижается активность пищеварительных ферментов, что возможно связано с прекращением каталитического действия ферментов жертвы. А некоторые ферменты даже при более длительном голодании продолжают секретироваться, что характерно для наиболее ярко выраженных хищимор на предедения (Барабанова 1980)

пиков из числа фитосейид (Барабанова, 1980).

В целом в функционировании ферментных систем кишечника А. baссатит отмечается ряд особенностей, отличающих его от исследованных ранее хищных клещей-фитосейид (Барабанова, 1980, 1985; Старовир, Барабанова, 1981). Так, в отличии от наиболее активных хищников из фитосейид в ферментном спектре анистиса значительно преобладает инвертазная активность и в частности в-фруктофуранозидаза.

Таблица 2. Изменение карбогидразной активности при действии ингибиторов и использовании различных субстратов

Фермент	п	Ингибитор, субстрат	Активность	
			контроль	опыт
Инвертаза	3	ноны свинца	128,4±4,22	32,0±1,06
Амилаза	3	T-70 °C	28.7 ± 3.25	20.5 ± 2.19
Фитолитический индекс	3	крахмал	27.6	±2,95
	3	гликоген		±2,65

Таблица 3. Протеолитическая активность анистиса на различных субстратах

рН	п	Фермент	Активность, ед. оптич. плотности
4,0	4	Общая протеолитическая	0,19
5,0	4	Катепсин В	0,16
6,5	3	Дипептидаза	0,08
4,0	3	Кислая карбоксипептидаза	0
	4,0 5,0 6,5	4,0 4 5,0 4 6,5 3	4,0 4 Общая протеолитическая 5,0 4 Катепсин В 6,5 3 Дипептидаза

Таблица 4. Влияние голодания на активность пищеварительных ферментов клеща

	-	Активность			
Фермент	п	сытые	голодавшие 24 ч	голодавшие 72	
Амилаза	4	29,4±3,37	7,4±1,48	0	
Инвертаза	4	109.5 ± 8.50	35.8 ± 3.62	136.0 ± 15.68	
Протеазы	3	2.3 ± 0.49	0.7 ± 0.28	1.3 ± 0.10	

Амилазы имеют несколько подъемов активности при разных рН, а другие пищеварительные ферменты активны в достаточно широком диапазоне кислотности среды и имеют размытый оптимум действия. Идентификация гидролаз и размытые оптимумы их действия указывают на наличие у клеща нескольких ферментов в каждой группе гидролаз. Не исключено, что у него развито аутолитическое пищеварение и для своего пищеварения он помимо собственных ферментов использует также ферменты жертвы. В связи с этим субстраты животного и растительного происхождения перевариваются клещом с одинаковой интенсивностью. А неодинаковые оптимумы максимальной активности разных групп ферментов обеспечивают ему возможность питаться относительно широким кругом жертв с различной кислотностью содержимого.

Барабанова В. В. Особенности пищеварения некоторых клещей фитосейид (Gamasina,

Phytoseiidae) // Вести. зоологии.—1980.—№ 5.— С. 92—96. Барабанова В. В. Специфичность некоторых ферментных систем кишечника хищных клещей Phytoseiulus persimilis и Amblyseius longispinosus // Там же.—1985.— № 5.— C. 52—57.

Ланге А. Б., Дроздовская Э. М., Бушковская Л. М. Клещ анистис-эффективный хищ-

ник мелких фитофагов // Защита растений.—1974.— № 1.— С. 26—28. Ланге А. Б., Солдатова Т. А. Биологические предпосылки массового разведения хищного клеща анистиса как нового объекта биометода: Тез. докл. 2 Всесоюз. конф. по пром. разведению насекомых.— М., 1989.— С. 26.

Рокицкий Л. Ф. Основы вариационной статистики для биологов. – Минск : Изд-во Бе-

лорус. ун-та, 1961.—221 с. Старовир И. С., Барабанова В. В. Процесс переваривания пищи у клещей фитосейнд Phytoseiulus persimilis, Amblyseius andersoni n A. reductus (Gamasina, Phytosei-

idae) // Вестн. зоологии.—1981.— № 1.— С. 77—79.

Takanona T., Hori K. Digestive enzymes in the salivary gland and midgut of the bug Stenotus binotatus // Compar. Biochem. and Physiol.—1974.—A47, N 2.— S. 521—

Институт зоологии АН Украины (252601 Киев)

Получено 29.12.91

ДЕЯКІ ОСОБЛИВОСТІ ТРАВЛЕННЯ КЛІЩА ANYSTIS BACCARUM. Барабанова В. В.— Вестн. 300л., 1993, № 2.— Дослідження особливостей функціонування головних груп травних ферментів хижого кліща дозволило виявити такі особливості його травления, які забезпечують можливість живлення більш широким колом жертв в порівнянні з найбільш активними хижаками.

SOME DIGESTIVE PECULIARITIES OF THE MITE ANYSTIS BACCARUM, B aranova V. V.—Vestn. zool., 1993, N 2.—Functional peculiarities of main digestive enzymes in a predaceous mite allow extending its feeding base as compared to most active mite predators.

ЗАМЕТКИ

СВЕДЕНИЯ О ЖЕЛТОБРЮХОМ ПОЛОЗЕ (COLUBER CASPIUS) В ДОБРУДЖЕ (РУМЫНИЯ) относятся к периоду 1901—1961 гг. Поскольку территория Добруджи за послевоенное время подверглась сильному хозяйственному преобразованию, было неясно, в какой степени сохранилась эта редкая змея в данном регионе. В 1988 и 1992 гг. С. caspius мною обнаружен (добыты змен или найдены их выползки) в 8 пунктах Добруджи (7 из них — новые): окр. г. Navodari, берег моря недалеко от нефтехимического комбината, 18.07.1988 (I экз.); окр. с. Vama Veche у болгарской границы, каменистый степной склон с кустарником, 24.07.1988 (1 выползок); окр. с. Enisala, балка с кустарником на крутом береговом склоне крепости Heraclea, 18.06.1992 (I выползок); урочище Таşburum на берегу оз. Razelm (6—8 км на юго-восток от с. Enisala), каменистые степные склоны балок с кустами держи-дерева, боярышника, терна, 18 и 21.06.1992 (I экз.; V. Otel видел еще 2 змей); мыс Doloşman на юге оз. Razelm полынно-злаковая степь (пастбище), в руннах античного 20.06.1992 поселения, (1 раскопанный античный город выползок): 23-24.06.1992 Histria берегу на 03. Sinoe. (в разных 1 змея И выползка, степная и кустарниковая растительность); Bestepe. холмогорье вершина степного склона (пастбище) с каменистыми обнажениями, 3.07.1992 (I экз.); 5 км западнее с. Somova, обочина грунтовой дороги между полем подсолнечника и густой кленово-липовой дубравой, 5.07.1992 (1 экз.). Все находки С. caspius, кроме Navodari и Somova, относятся к степным целинным участкам с убежищами из камней (природные обнажения или развалины древних построек) и хорошей кормовой базой (высокая численность Citellus citellus). Урочища Bestepe, Doloşman, Taşburun, Heraclea и Histria являются ценными степными участками и подлежат строгой охране. Особенно нуждается в ней уникальный античный город Histria с его окрестностями, где посетители уничтожают большое число змей, отлавливают черепах. Здесь нами обнаружена богатая герпетофауна (Testudo graeca, Emys orbicularis, Lacerta agilis, L. taurica, Natrix tessellata, N. natrix, Coluber caspius, а также Pelobates syriacus и др. амфибии), причем почти все виды имеют высокую плотность популяций. — Т. И. Котенко (Институт зоологии АН Украины, Киев).